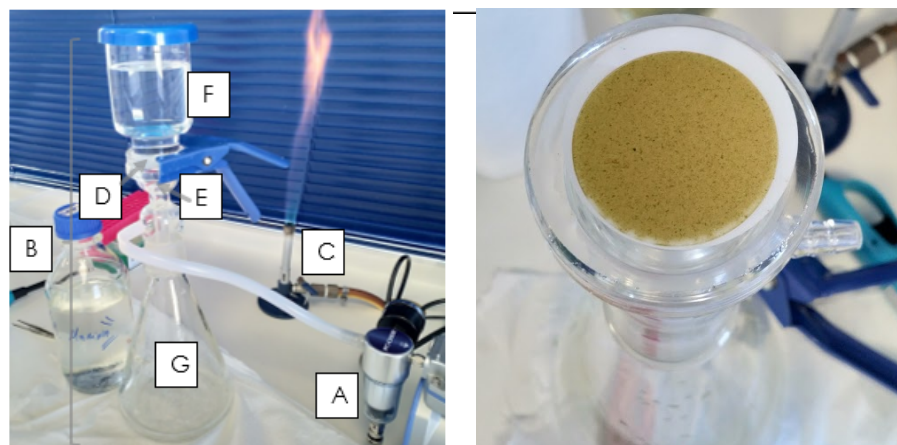


## **I. Protocolo en Laboratorio**

- 1) **Materiales necesarios:** Guantes estériles, delantal blanco, botella estéril autoclavada de 1000 ml, marcador permanente.
- 2) Se extraerá 1 litro de agua en botellas estériles autoclavadas y se transportarán en frío desde el lugar de muestreo hacia el laboratorio de análisis.
- 3) En el laboratorio, se debe trabajar en condiciones de esterilidad, ya sea usando campana de extracción o utilizando un mechero bunsen. El sistema de filtración debe ser esterilizado y el lugar de trabajo debe estar limpio y sin flujo de aire.
- 4) Se montará el sistema de filtrado (Figura 1), el cual consiste en: a) bomba de presión negativa; b) sistema de filtración; c) filtro estéril MCE (mixed cellulose esters) de 47mm de diámetro y tamaño de poro de 0,22  $\mu\text{m}$ .
- 5) El filtro se debe colocar en condiciones estériles, entre la frita y el recipiente de captación de agua del sistema de filtración. Para ello se utilizará una pinza estéril. Agregar 300 mL de agua al recipiente de captación de agua y encender la bomba de vacío. Repetir la operación hasta filtrar el litro de agua.
- 6) En caso de que el agua deje de pasar a través del filtro, quitar filtro, almacenarlo y continuar utilizando otro filtro. Los filtros deben ser almacenados en solución de conservación RNA Later (Sigma, #R0901), hasta la recuperación de material genético.



**Figura 1.** Sistema de filtración de agua. A) Bomba de vacío, B) Sistema de filtración, C) mechero bunsen, D) filtro, E) Frita, F) recipiente de captación de agua, G) recipiente de desecho de agua. A la derecha se muestra un filtro con material recuperado durante la filtración.